

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum
Internationales Büro



(43) Internationales Veröffentlichungsdatum
12. September 2003 (12.09.2003)

PCT

(10) Internationale Veröffentlichungsnummer
WO 03/074546 A2

(51) Internationale Patentklassifikation⁷: C07K
(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/DE03/00605
(22) Internationales Anmeldedatum:
20. Februar 2003 (20.02.2003)
(25) Einreichungssprache: Deutsch
(26) Veröffentlichungssprache: Deutsch
(30) Angaben zur Priorität:
102 08 877.2 1. März 2002 (01.03.2002) DE
102 48 318.3 16. Oktober 2002 (16.10.2002) DE

(81) Bestimmungsstaaten (*national*): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, OM, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(84) Bestimmungsstaaten (*regional*): ARIPO-Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, SI, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

(71) Anmelder: ERDMANN, Volker, A. [DE/DE]; Argentinische Allee 2, 14163 Berlin (DE).

Veröffentlicht:

— ohne internationalen Recherchenbericht und erneut zu veröffentlichen nach Erhalt des Berichts

(71) Anmelder und

(72) Erfinder: LAMLA, Thorsten [DE/DE]; Thielallee 63, 14195 Berlin (DE).

(74) Anwälte: JUNGBLUT, Bernhard usw.; Albrecht, Lücke & Jungblut, Gelfertstr. 56, 14195 Berlin (DE).

Zur Erklärung der Zweibuchstaben-Codes und der anderen Abkürzungen wird auf die Erklärungen ("Guidance Notes on Codes and Abbreviations") am Anfang jeder regulären Ausgabe der PCT-Gazette verwiesen.

(54) Title: STREPTAVIDIN-BINDING PEPTIDE

(54) Bezeichnung: STREPTAVIDIN-BINDUNGSPEPTID

(57) Abstract: The invention relates to novel streptavidin-binding peptides.

(57) Zusammenfassung: Die Erfindung lehrt neue Streptavidin-Bindungspeptide.

Streptavidin-Bindungspeptid

Gebiet der Erfindung

Die Erfindung betrifft ein Streptavidin-Bindungspeptid,
5 sowie Verfahren zur Herstellung eines Streptavidin-Bin-
dungspeptides in einem zellbasierten oder zellfreien
Proteinbiosynthesystem.

Weiterhin betrifft die Erfindung eine Verwendung eines
10 Streptavidin-Bindungspeptides zur Aufreinigung eines in
einem Proteinbiosynthesystem hergestellten definierten
Proteins, sowie die Verwendung eines Streptavidin-Bin-
dungspeptides zur Markierung eines definierten Proteins.

15 Stand der Technik

Verfahren zur effizienten Expression von definierten Pro-
teinen in verschiedensten pro- und eukaryontischen Orga-
nismen sind bekannt und bedürfen keiner weiteren Erläute-
20 rung. Unter definierten Proteinen werden in diesem Zusam-
menhang Peptide und/oder Proteine verstanden, die in dem
zur Expression verwendeten Organismus oder zellfreien Ex-
pressionssystem natürlicherweise oder nach Transformation
bzw. Einsatz definierter RNA exprimiert und in Aufreini-
25 gungsschritten angereichert werden.

Verfahren zur zellfreien Expression von definierten Pro-
teinen sind beispielsweise aus den Literaturstellen EP
0312 617 B1, EP 0401 369 B1 und EP 0 593 757 B1 bekannt.
30 Demgemäß werden die für eine Transkription und/oder Trans-
lation notwendigen Komponenten neben einem für ein defi-
niertes Protein kodierenden Nukleinsäurestrang in einem
Reaktionsgefäß inkubiert und nach der Expression die

Polypeptide/Proteine aus der Reaktionslösung isoliert. Sowohl die für die Transkription, als auch die für die Translation notwendigen Komponenten lassen sich aus den Überständen pro- oder eukaryontischen Zelllysaten nach 5 einer Zentrifugation gewinnen.

Ein wesentliches Problem bei der Expression von definierten Proteinen in pro- und eukaryontischen Organismen und bei der zellfreien Expression liegt in der Aufreinigung 10 und/oder der Detektion der exprimierten definierten Proteine. Dies ist insbesondere bei definierten Proteinen problematisch, für die es keine Antiseren oder monoklonale Antikörper gibt. Zur Vereinfachung der Aufreinigung und der Detektion solcher definierten Proteine werden diese 15 als sogenannte Fusionsproteine exprimiert. Hierbei wird dem definierten Protein N- und/oder C-terminal eine Aminosäuresequenz angefügt oder zwischen zwei Proteindomänen (intern) eingefügt, der Fusionspartner. Dies geschieht auf der Nukleinsäureebene, so daß sowohl das definierte Protein, als auch der zur Detektion und/oder Reinigung angefügte 20 Fusionspartner während eines Transkriptions-/Translationsvorganges zusammen als ein chimäres (Fusions-) Protein exprimiert werden, bestehend aus dem definierten Protein und dem Fusionspartner. Hierbei kann es sich bei dem angefügten Fusionspartner um einzelne Aminosäuren, aber auch um Peptide oder Proteine handeln. Für diese angefügten Fusionspartner stehen zur Aufreinigung immobilisierte Bindungspartner zur Verfügung, mit denen die Fusionsproteine isoliert werden können. Neben der Möglichkeit der Reinigung 30 der Proteine können diese auch mit für den Fusionspartner spezifischen Bindungspartner nachgewiesen werden. Diese Bindungspartner können für den Fusionspartner spezifische Antikörper oder auch andere Proteine, Peptide oder

chemische Verbindungen sein, die an den Fusionspartner spezifisch binden.

Beispiele für solche Fusionspartner sind der Myc-tag (Munro & Pelham (1986) Cell 46, 291-300; Ward et al. (1998) Nature 341, 544-546), das Flag Peptid (Hopp et al. (1988) Bio/Technology 6 1204-1210), das KT3 Epitop Peptid (Martinet et al. (1990) Cell 63, 843-849; Martin et al. (1992) Science 255, 192-194) und das alpha-tubulin Epitop Peptid (Skinner et al. (1991) J. Biol. Chem. 266, 14163-14166), die alle erfolgreich für die Detektion und teilweise auch für die Reinigung von Proteinen genutzt wurden. Es konnte für einen Teil der Fusionspartner, die normalerweise 3 bis 12 Aminosäuren lang sind, gezeigt werden, daß sie nicht die biologische Funktion der definierten Proteine beeinflussen. Die biologische Funktion des definierten Proteins wird dagegen mit zunehmender Länge des Fusionspartners beeinflusst, da die zusätzlich exprimierten Aminosäuren z. B. die Ausbildung der Sekundär-, Tertiär und/oder Quartärstruktur beeinflussen können. Längere Fusionspartner sind daher zur Detektion der Proteine, aber weniger zur Reinigung der Proteine geeignet. Auf der anderen Seite weisen längere Fusionspartner oft eine höhere Affinität mit ihren spezifischen Bindungspartnern auf.

Ein wesentlicher Nachteil der oben genannten Fusionspartner bei der Aufreinigung ist darin begründet, daß die Bindung an den Bindungspartner auf einer Antigen/Antikörperbindung beruht und die Herstellung und Reinigung der als Bindungspartner genutzten Antikörper aufwendig und teuer ist. Ein weiterer Nachteil liegt darin begründet, daß die Antigen/Antikörperbindung eine sehr starke Bindung

zwischen dem Bindungspartner, z. B. an eine Matrix immobilisierten Antikörper, und dem Fusionspartner bedingt. Diese hat zur Folge, daß bei der Elution der über den Fusionspartner gebundenen Fusionsproteine, teilweise extrem
5 unphysiologische Bedingungen bezogen auf das definierte Protein geschaffen werden müssen. Unter unphysiologischen Bedingungen sind in diesem Zusammenhang Bedingungen zu verstehen mit z. B. sehr hohe oder äußerst geringe Salzkonzentrationen, Einsatz von chaotropen Salzen und pH-
10 Werte, die weit von dem natürlichen pH-Wert des definierten Proteins abweichen. Diese kann u. U. die Struktur und/oder Funktionalität des definierten Proteins beeinflussen oder irreversibel zerstören. Dementsprechend sollte die Reinigung der definierten Proteine unter möglichst
15 schonenden, physiologischen Bedingungen geschehen, um die Funktionalität der Proteine zu erhalten. Zwar konnte bei drei der oben genannten Fusionspartnern (Hopp et al. (1988) (Martin et al. (1990) (Skinner et al. (1991)) eine Elution auch unter schonenden Bedingungen mittels
20 kompetitiver Peptide erzielt werden, doch bleibt das Problem der aufwendig und teuer herzustellenden und zu reinigenden (als Bindungspartner dienenden) Antikörper und deren Bindung an die Matrix.

25 Weitere Fusionspartner, bestehend aus 8 bis 9 Aminosäuren, sind aus den Literaturstellen US 5,506,121 und Schmidt & Skerra (Protein Engineering, vol. 6, no. 1, 109-122, 1993) bekannt. Die dort offenbarten Fusionspartner sind in der Lage an das Streptavidin oder an das "core" Streptavidin,
30 ein proteolytisch gespaltenes Produkt des Streptavidin, zu binden (Bayer et al. (1989) Biochem. J. 259,369-376).

Alle bekannten Fusionspartner, die an das Streptavidin binden enthalten die Aminosäureabfolge HPQ, das sog. HPQ-Bindungsmotiv, welches mit der Biotin-Bindungstasche des Streptavidin in Wechselwirkung tritt. Zu den Bereits bekannten Peptiden gehören dem sog. Strep-tag I: AWRHPQFGG mit einer Dissoziationskonstanten K_d von 10-37 μM , der sog. Strep-tag II: WSHPPQFEK mit einer Dissoziationskonstanten K_d von 18-72 μM und der sog. SBP-tag:

MDEKTTGWRGGHVVEGLAGELEQLRARLEHHPQGQREP mit einer Dissoziationskonstanten K_d von 2,5 nM. Im Gegensatz zu den beiden kurzen Strep-tags I und II besitzt der längere SBP-tag eine wesentlich stärkere Bindung zum Streptavidin. Allerdings wird, wie oben ausgeführt, die Funktion des definierten Proteins insbesondere mit zunehmender Länge des Fusionspartners beeinflusst. Auch stören besonders lange Fusionspartner bei der Kristallisation der definierten Proteine.

20 Technisches Problem der Erfindung

Der Erfindung liegt das technische Problem zugrunde, ein möglichst kurzes Streptavidin-Bindungspeptid mit einer starken Bindung zum Streptavidin zur Verfügung zu stellen.

Grundzüge der Erfindung und bevorzugte Ausführungsformen.

30

Zur Lösung des technischen Problems lehrt die Erfindung ein Streptavidin-Bindungspeptid enthaltend eine oder bestehend aus einer Aminosäuresequenz gemäß Seq.-ID 1 - 12.

Mit dem erfindungsgemäßen Streptavidin-Bindungspeptid enthaltend eine Aminosäuresequenz gemäß Seq.-ID 1 - 12 wird, verglichen mit dem Stand der Technik, eine wesentlich stärkere Bindung zwischen dem Streptavidin-Bindungspeptid und dem Streptavidin erreicht, bzw. kann bei gleicher Bindungsstärke das Streptavidin-Bindungspeptid wesentlich verkürzt werden.

10 Des Weiteren lehrt die Erfindung ein Nukleinsäure codierend für ein Streptavidin-Bindungspeptid gemäß Seq.-ID 1 - 12, sowie ein Plasmid enthaltend eine erfindungsgemäße Nukleinsäure. Es versteht sich, daß die Nukleinsäure codierend für ein erfindungsgemäßes Streptavidin-Bindungs-
15 peptid und/oder das Plasmid dem jeweiligen Expressionssystem/Proteinbiosynthesesystem angepaßt werden kann. Das Plasmid kann als ein Expressionsvektor, insbesondere für Bakterien, ausgelegt sein enthaltend einen Bereich mit mindestens einer Schnittstelle für ein Restriktionsenzym,
20 in dem die Nukleinsäuresequenz codierend für ein definiertes Protein inseriert werden kann und somit das definierte Protein zusammen mit dem Streptavidin-Bindungspeptide gemäß Seq.-ID 1 - 12 exprimiert wird. Es versteht sich, daß der für das definierte Protein und für das Streptavidin-
25 Bindungspeptide gemäß Seq.-ID 1 - 12 codierende Bereich sich unter der Kontrolle eines geeigneten Promoters und/oder Operators und Terminators befinden. Der Bereich mit mindestens einer Schnittstelle für mindestens ein Restriktionsenzym kann sowohl in 5', als auch in 3' Richtung vom
30 Nukleinsäurebereich codierend für das Streptavidin-Bindungspeptide gemäß Seq.-ID 1 - 12 liegen. Der Nukleinsäurebereich codierend für das Streptavidin-Bindungspeptide gemäß Seq.-ID 1 - 12 muß nicht unmittelbar an den

Nukleinsäurebereich codierend für das definierte Protein anschließen, vielmehr können zwischen den beiden Bereich noch Nukleinsäuren liegen, die für 1 bis 20 Aminosäuren, insbesondere für 5 bis 10 Aminosäuren, codieren.

5

Die Erfindung betrifft auch ein Verfahren zur Herstellung eines Streptavidin-Bindungspeptides gemäß Seq.-ID 1 - 12, wobei eine Nukleinsäure in einem zellbasierten oder zellfreien Proteinbiosynthesystem exprimiert oder überexpri-
10 miert wird. Dieses so hergestellte Peptid läßt sich leicht über die Bindung an Streptavidin isolieren. Das erhaltene Translationsprodukt, i. e. ein Streptavidin-Bindungspeptid gemäß Seq.-ID 1 - 12, wird mit immobilisiertem Streptavidin kontaktiert und daran gebunden. Nach Abtrennung der
15 Lösung mit nicht an Streptavidin gebundenen Substanzen wird das Translationsprodukt eluiert. Als Elutionsmittel können Puffer verwendet werden, die Biotin oder verwandte Substanzen und/oder Derivate, wie Iminobiotin, Desthiobiotin und/oder Diaminobiotin, enthalten. Das erhaltene
20 Streptavidin-Bindungspeptid gemäß Seq.-ID 1 - 12 trägt im Falle der Fusion mit dem definierten Protein dieses Protein. Es kann der auch unabhängig von einem definierten Protein zur Antikörperherstellung genutzt werden. Die erhaltenen Antikörper können z. B. zur Detektion oder zur Auf-
25 reinigung der Streptavidin-Bindungspeptide gemäß Seq.-ID 1 - 12, bzw. im Fall, daß das Streptavidin-Bindungspeptide gemäß Seq.-ID 1 - 12 als Fusionspartner eingesetzt wird, des an diesen Fusionspartner gebundenen definierten Proteins genutzt werden.

30

Es versteht sich, daß die Herstellung eines solchen Streptavidin-Bindungspeptides enthaltend eine Aminosäuresequenz gemäß Seq.-ID 1 - 12 z. B. auch mittels chemischer

Festphasensynthese, beispielsweise mit einem Syntheseautomat der Firma Abimed (Langenfeld, BRD) möglich ist. Diese Methode basiert auf den Standardprotokollen der Fmoc-Chemie (Fmoc=9-fluorenylmethoxycarbonyl).

5

Die Erfindung betrifft auch die Verwendung eines Streptavidin-Bindungspeptides gemäß Seq.-ID 1 - 12 zur Aufreinigung eines in einem Proteinbiosynthesystem hergestellten definierten Proteins, wobei eine für das definierte Protein in und, hiermit verbunden, für das Streptavidin-Bindungspeptid codierende Nukleinsäure einer Transkription und/oder Translation unterworfen wird, wobei eine Lösung enthaltend das so erhaltene Translationsprodukt mit immobilisiertem Streptavidin kontaktiert und daran gebunden wird
15 und wobei nach Abtrennung der Lösung mit nicht an Streptavidin gebundenen Substanzen das Translationsprodukt eluiert wird. Die Elution kann unter schonenden Bedingungen für das definierte Protein erfolgen. Als Elutionsmittel können Puffer verwendet werden, die Biotin oder verwandte
20 Substanzen und/oder Derivate, wie Iminobiotin, Desthiobiotin und/oder Diaminobiotin, enthalten. Das hergestellte definierte Protein kann das als Fusionspartner dienende Streptavidin-Bindungspeptid gemäß Seq.-ID 1 - 12 sowohl N- und/oder C-terminal enthalten.

25

Bei Verwendung einer Streptavidin-Sepharose-Säule kann das zu untersuchende definierte Protein mittels des als Fusionspartner dienenden Streptavidin-Bindungspeptides gemäß Seq.-ID 1 - 12 an der Matrix immobilisiert und aus einem
30 Gemisch von Molekülen, z.B. einem Zelllysate, isoliert werden.

Die Erfindung betrifft auch die Verwendung eines Streptavidin-Bindungspeptides gemäß Seq.-ID 1 - 12 zur Markierung eines definierten Proteins, wobei eine für das definierte Protein und, hiermit verbunden, für das Streptavidin-Bindungspeptid codierende Nukleinsäure einer Transkription und/oder Translation unterworfen wird, wobei das so erhaltene Translationsprodukt mit einem Streptavidin-Konjugat enthaltend ein Reportermolekül kontaktiert und daran gebunden wird. Das markierte definierte Protein kann das zur Markierung dienende Streptavidin-Bindungspeptides gemäß Seq.-ID 1 - 12 N- und/oder C-terminal enthalten. Reportermoleküle können z. B. radioaktive und/oder radioaktiv markierte Substanzen sein. Es versteht sich, daß das Streptavidin als solches auch radioaktiv markiert und/oder radioaktiv sein kann; in diesem Fall kann auf ein Reportermolekül verzichtet werden. Reportermoleküle können auch fluoreszierende Substanzen oder Enzyme, wie z. B. alkalische Phosphatase oder Peroxidase, sein. Durch solche mit einem Reportermolekül gekoppelte Streptavidinverbindungen lassen sich beispielsweise Proteine, die das Streptavidin-Bindungspeptides gemäß Seq.-ID 1 - 12 als Fusionspartner besitzen, auf einem Western-Blot oder im ELISA (Enzyme linked immunosorbent assay) nachweisen und/oder quantifizieren. Handelt es sich bei den definierten Proteinen um Bindungsproteine, können auf diese Weise auch an diese bindende andere Proteine nachgewiesen werden. Unter Bindungsproteine sind in diesem Zusammenhang Proteine zu verstehen, die selbst andere Proteine binden und/oder selber an andere Proteine binden, wie z. B. bei einer Antigen/Antikörperbindung oder bei einer Bindung eines Proteins an einen Rezeptor.

Bevorzugt ist ein Streptavidin-Bindungspeptid enthaltend weniger als 30 Aminosäuren, vorzugsweise weniger als 20 Aminosäuren, höchstvorzugsweise weniger als 10 Aminosäuren.

5

Im Folgenden wird die Erfindung anhand von lediglich Ausführungsformen darstellenden Figuren sowie Beispielen näher erläutert.

10 Fig. 1: Reinigung von FABP mit Streptavidin-Bindungspeptid gemäß Motiv 3 als Fusionspartner nach zellfreier Proteinbiosynthese über eine Streptavidin-Affinitätssäule. Es wurden von jeder Fraktion eine vergleichbare Menge mittels SDS-Polyacrylamidgelelektrophorese analysiert. (A) Coomassie gefärbt
15 und (B) Autoradiogramm. Die Proben in den nummerierten Spuren sind (1) Molekulargewichtsmarker; (2) Reaktionsmischung; (3) Durchlauf der Probenauftragung; (4-6) Waschfraktionen; (7-9) Elutionsfraktionen; (10) radioaktiver Molekulargewichtsmarker.
20

Fig. 2: Reinigung von FABP mit Streptavidin-Bindungspeptid gemäß Motiv 3 als Fusionspartner nach zellfreier Proteinbiosynthese über eine StrepTactin-Affinitätssäule. Es wurden von jeder Fraktion eine vergleichbare Menge mittels SDS-Polyacrylamidgelelektrophorese analysiert. (A) Coomassie gefärbt
25 und (B) Autoradiogramm. Die Proben in den nummerierten Spuren sind (1) Molekulargewichtsmarker; (2) Durchlauf der Probenauftragung; (3-5) Waschfraktionen; (6-10) Elutionsfraktionen; (11) radioaktiver Molekulargewichtsmarker.
30

Beispiel 1 : erfindungsgemäße Bindungspeptide und Vergleichs-peptide mit Dissoziationskonstanten

5

In fachüblicher Weise wurde das FAB Protein (fatty acid binding protein) aus Rinderherzen *in vitro* in einem zell-freien Proteinbiosynthese mittels eines gekoppelten Transkriptions-Translationssystemes exprimiert. Das exprimierte
10 FAB Protein besaß am N-Terminus jeweils ein aus fünfzehn Aminosäuren bestehendes zusätzliches Streptavidin Bindungspeptid mit unterschiedlichen Aminosäuresequenzen als Fusionspartner.

15 Zwei Bindungspeptide enthalten in ihrer Aminosäuresequenz das im Stand der Technik beschriebene HPQ-Motiv (Motiv 1 und 2) und zwei enthalten das erfindungsgemäße Streptavidin-Bindungspeptid gemäß Seq.-ID 1 - 6 (Motiv 3 und 4). Die Sequenzen der Peptide sind in der Tabelle 1 dargestellt.
20 stellt. Zusätzlich wurden die exprimierten Proteine mit einem am C-terminus befindlichen "His-tag", bestehend aus 6 Histidinen, versehen. Die Proteine wurden mittels Affinitätschromatographie über Ni^{2+} -IDA-Agarose in fachüblicher Weise aufgereinigt. Man erkennt, dass bei gleicher Länge
25 Bindungspeptide mit einer erfindungsgemäßen Sequenz eine wesentlich niedrigere Dissoziationskonstante als ein Bindungspeptid mit HPQ-Motiv aufweist. Der K_d -Wert eines erfindungsgemäßen Bindungspeptids liegt in der Größenordnung des SBP-Tags trotz des ca. 2,5-fachen Länge des SBP-Tags.

30

Tabelle 1

	Sequenz	Dissoziations- konstante [kd]
5 Motiv 1	D L Y D I D R N W V G H P Q G	8 μ M
Motiv 2	D N Y D A D L A W D T H P Q D	70 μ M
Motiv 3	D V E A W L D E R V P L V E T	84 nM
Motiv 4	D V E A W I A D P A V H F T T	200 nM

10

Beispiel 2: Messungsweise der Dissoziationskonstanten aus
Tabelle 1.

Die Messungen der Dissoziationskonstante wurden mit einem
15 BiacoreX-System und dem Sensor Chip NTA der Firma Biacore
durchgeföhrt. Vermessen wurden die aus der im Beispiel 1
beschriebenen Expression hervorgegangenen Proteine, d.h.
FAB Proteine, die am N-Terminus jeweils ein aus fünfzehn
Aminosäuren bestehendes Peptid als Fusionspartner und am
20 C-Terminus 6 Histidine besaßen, die zur Immobilisierung
auf dem Sensor Chip benötigt wurden. Die Bindungsaffinität
der aus der im Beispiel 1 beschriebenen Expression hervor-
gegangenen Proteine zu Streptavidin wurde nach Herstel-
lerangaben im Biacore-Gerät vermessen. Dabei befindet sich
25 das zu vermessende Protein auf dem Sensor-Chip und eine
Streptavidinlösung mit definierter Konzentration wird ein-
gespritzt. Die Wechselwirkung (Bindung) zwischen den bei-
den Molekülen wird vom Gerät gemessen und als sog. Reso-
nanz Units (RU) angegeben. Zur Messung wurden die vom Her-
30 steller angegebenen Puffer verwendet.

Die Ergebnisse der Messungen sind in der Tabelle 2 darge-
stellt. Die erhaltenen Meßwerte wurden mit der zugehörigen

Software ausgewertet und führten zu den in der Tabelle 1 angegebenen Dissoziationskonstanten.

Tabelle 2:

5

10

15

20

25

Motiv	1	2	3	4
Streptavidinkonz.	RU	RU	RU	RU
15 nM			98	
30 nM			242	68
60 nM			461	171
125 nM			613	280
250 nM			704	384
500 nM	62		786	478
1 μ M	123		-	560
2 μ M	233		946	644
3 μ M	-	64	-	
4 μ M	407	-	983	
6 μ M	-	98		
8 μ M	621	-		
15 μ M	-	201		
16 μ M	779	-		
30 μ M	-	337		
32 μ M	955	-		
60 μ M		536		

30 Beispiel 3: Aufreinigung eines Fusionsproteins

In fachüblicher weise wurde das FAB Protein, das am N-terminus ein aus fünfzehn Aminosäuren bestehendes

zusätzliches Peptide mit der Aminosäuresequenz D V E A W L D E R V P L V E T (Motiv 3) als Fusionspartner besaß, *in vitro* in einem zellfreien Proteinbiosynthese mittels eines gekoppelten Transkriptions-Translationssystems exprimiert.

- 5 Zur Aufreinigung des überexprimierten definierten Proteins wurde das Streptavidin an einer Festphase gekoppelt. Als Festphase diente eine Sepharose. Das exprimierte FAB Protein wurde anschließend in fachüblicher Weise affinitätschromatographisch über eine Säule enthaltend Streptavidin-Sepharose oder StrepTactin-Sepharose aufgereinigt.
- 10 Für die Aufreinigung wurden folgende Puffer verwendet: Waschpuffer (100 mM Tris-HCl (pH 8.0), 150 mM NaCl, 1 mM EDTA).

- 15 Für die Elution von Streptavidin enthielt der Waschpuffer 2 mM Biotin und für die Elution von StrepTactin enthielt der Waschpuffer 2,5 mM Desthiobiotin.

- Die prozentuale Verteilung des eingesetzten definierten Proteins auf die verschiedenen Fraktionen der Affinitätschromatographie ist in der Tabelle 3 zu entnehmen. In der Tabelle 3 steht D für den Auftrag der Probe/Durchlauf, W für die Waschfraktion und E für die Elutionsfraktion.
- 20

25 Tabelle 3

Fraktion	D	W1	W2	W3	E1	E2	E3	E4	E5	Summe
Streptavidin	3,5%	6,8%	1,0%	0,3%	0,4%	76,9%	0,7%	-	-	89,6%
30 StrepTactin	3,0%	7,4%	1,8%	0,9%	0,9%	45,9%	23,2%	1,0%	0,3%	84,4%

Bei der Verwendung von Streptavidin-Sepharose konnten 90% des aufgetragenen Proteins von der Säule wiedergewonnen

werden, wobei 78% auf das Eluat entfielen. Die Qualität der Aufreinigung ist in Fig. 1 dargestellt.

Bei der Verwendung von StrepTactin-Sepharose konnten 84%
5 des aufgetragenen Proteins von der Säule wiedergewonnen werden, wobei 71% auf das Eluat entfielen. Die Qualität der Aufreinigung ist in Fig. 2 dargestellt.

10 Beispiel 4: Optimierung einzelner Bindungspeptide

Das Bindungspeptid (Fax 3) mit der Sequenz DVEAWLDERVPLVET wurde einer Substitutionsanalyse unterzogen, wodurch ein etwaiges Minimalmotiv (=verkürztes Peptid) identifiziert
15 und die Wirkung einzelner Aminosäureaustausche auf die Bindungsspezifität untersucht werden sollten. Bei einer Substitutionsanalyse werden Peptide mittels Spot-Verfahren (Frank, R. 1992) auf einer als Festphase dienenden Cellulosemembran synthetisiert. Dabei wurde jede Position des
20 15 Aminosäuren umfassenden Peptids systematisch durch die übrigen 19 L-Aminosäuren ersetzt.

Die Substitutionsanalyse wurde mit einem Peroxidase-markierten Streptavidin inkubiert und mit einem Lumineszenz-
25 substart entwickelt. Dadurch konnte festgestellt werden wie weit sich das Peptid verkürzen läßt und welche Aminosäuren "konserviert" und somit nicht oder nur sehr schlecht austauschbar sind. Es ergab sich folgendes Bild: Ein Peptid, das hinreichende Streptavidinbindung aufweist
30 ist das 6-mer Peptid DVEAWL. Eine deutliche bessere Streptavidinbindung weist das 9-mer Peptid DVEAWLDER auf. Die Substitutionsanalyse wies auch auf Positionen hin, wo der Austausch der ursprünglichen gegen eine andere Aminosäure

eine Verbesserung der Streptavidinbindung mit sich bringen könnte.

Die Informationen aus der Substitutionsanalyse wurden
5 überprüft, indem die Bindungskonstanten verschiedener Peptide mittels "Oberflächen Plasmonen Resonanz" Spektroskopie unter Verwendung eines BIAcore-Gerätes bestimmt wurden. Die Messungen erfolgten mit dem NTA Sensor-Chip der Firma BIAcore und mit Hilfe des fettsäurebindenden Pro-
10 teins aus dem Rinderherzen (FABP). Das FABP diente zur Immobilisierung und Präsentation der Peptide. Weiterhin sollten so die bei einer Affinitätschromatographie auftretenden Bedingungen simuliert werden, da das Peptid zukünftig als Affinitätspeptid zur Aufreinigung von Proteinen
15 verwendet werden soll. Im Gegensatz zu den ersten Messungen, wo die zu vermessenden Peptide die vier N-terminalen Aminosäuren des FABP ersetzten, war die Anordnung der Peptide diesmal ebenfalls N-terminal, aber sie waren nicht Teil des FABP. Auch der für die Immobilisierung notwendige
20 His-tag wurde verändert. Er befand sich wie bei den ersten Messungen am C-Terminus des FABP, wurde aber von sechs auf acht Histidine erweitert und zudem durch einen aus zwei Glycinen bestehenden Linker vom FABP distanziert. Dadurch konnte die Immobilisierung der Liganden deutlich verbess-
25 sert und somit die Drift der Basislinie, die aus dem Herunterwaschen des Liganden resultiert, minimiert werden. Für jede Messung wurde eine identische Menge des jeweiligen FABPs immobilisiert, die einem Anstieg der Basislinie um 1100 Resonanzeinheiten (RU) entsprach. Als Referenz
30 diente das FABP mit dem His-tag, aber ohne N-terminales Bindungspeptid.

Die aus der optimierten Meßmethode hervorgehenden Bindungskonstanten waren folgende:

		Kd
5	Peptid (FAx 3): D V E A W L D E R V P L V E T	3,6 \pm 0,6 nM
	(AspValGluAlaTrpLeuAspGluArgValProLeuValGluThr)	
	verkürztes Peptid (9-mer): DVEAWLDER	240 \pm 40 nM
10	Einfluß anderer Aminosäuren auf das verkürzte 9-mer Peptid:	
	3 Asp: DVDAWLDER	940 \pm 140 nM
	3 Gly: DVGAWLDER	570 \pm 90 nM
15	6 Phe: DVEAWFDER	nicht meßbar
	6 Arg: DVEAWRDER	nicht meßbar
	7 Gly: DVEAWLGER	17 \pm 4 nM
	8 Ala: DVEAWLDAR	160 \pm 30 nM
20	Positiven Einfluß zeigen insbesondere Glycin an Position 7 und Alanin an Position 8. Kombination dieser beiden Aminosäuren:	
	verkürztes Peptid: DVEAWLGAR	17 \pm 4 nM
25	original Peptid mit Gly7: DVEAWLGERVPLVET	4,2 \pm 0,7 nM
	original Peptid: DVEAWLGARVPLVET	4,1 \pm 0,6 nM

Das original 15-mer Peptid läßt sich nicht weiter verbessern. Das verkürzten 9-mer Peptid hingegen läßt sich durch
 30 ein Glycin anstelle der Asparaginsäure an Position sieben deutlich verbessern. Auch das Alanin anstelle der Glutaminsäure an Position acht weist eine etwas bessere Bindungsaffinität gegenüber Streptavidin auf. Durch die

Kombination dieser beiden Aminosäuren läßt sich zwar die Bindungsaffinität nicht weiter verbessern, aber sie verschlechtert sich auch nicht.

- 5 Die Erfindung umfasst somit auch ein 9-mer Peptid mit seinen nicht bzw. nur wenig konservierten Positionen:

DVXAWLXXR (X= beliebige Aminosäure)

- 10 Zudem natürlich das verkürzte Peptid mit Glycin an Position sieben:

DVEAWLGER

- und das verkürzte Peptid mit Glycin an Position sieben und
15 Alanin an Position acht:

DVEAWLGAR

Beispiel 5: Varianten erfindungsgemäßer Sequenzen.

20

Folgend werden erfindungsgemäß besonders geeignete Sequenzen angegeben.

- Seq.-ID 1: DVEAW
25 Seq.-ID 2: DVEA
Seq.-ID 3: VEA
Seq.-ID 4: DVE
Seq.-ID 5: VEA
Seq.-ID 6: EAW
30 Seq.-ID 7: DVXAW
Seq.-ID 8: DVXAWL
Seq.-ID 9: DVXAWLX
Seq.-ID 10: DVXAWLXX

Seq.-ID 11: DVXAWLXXR

Seq.-ID 12: DVXAWLXXRVPLVET

Seq.-ID 13: VPLVET

5 X an Position 3 kann beliebig, jedoch insbesondere E, D
oder G sein. X kann an Position 7 beliebig, jedoch insbe-
sondere G oder D sein. X kann an Position 8 beliebig, je-
doch insbesondere A oder E sein. Sequenz 13 stellt eine
optionale carboxyterminale Verlängerung der Sequenz 11
10 dar, wobei aus Sequenz 13, aminoterminal beginnend 1 bis 6
Aminosäuren an Sequenz 11 angeschlossen sein können.

15

20

25

30

Patentansprüche:

1. Streptavidin-Bindungspeptid enthaltend eine oder beste-
5 hend aus einer Aminosäuresequenz gemäß Seq.-ID 1 - 12.
2. Nukleinsäure codierend für ein Streptavidin-Bindungs-
peptid nach Anspruch 1.
10
3. Plasmid enthaltend eine Nukleinsäure nach Anspruch 2.
- 15 4. Verfahren zur Herstellung eines Streptavidin-Bindungs-
peptides nach Anspruch 1, wobei eine Nukleinsäure nach
Anspruch 2 in einem zellbasierten oder zellfreien Pro-
teinbiosynthesesystem exprimiert oder überexprimiert
wird.
20
5. Verwendung eines Streptavidin-Bindungspeptides nach
Anspruch 1 zur Aufreinigung eines in einem Proteinbio-
synthesesystem hergestellten definierten Proteins, wo-
25 bei eine für das definierte Protein und, hiermit ver-
bunden, für das Streptavidin-Bindungspeptid codierende
Nukleinsäure, optional kontrolliert durch eine regula-
torische Sequenz, einer Transkription und/oder Transla-
tion unterworfen wird, wobei eine Lösung enthaltend das
30 so erhaltene Translationsprodukt mit immobilisiertem
Streptavidin kontaktiert wird und wobei nach Abtrennung
der Lösung mit nicht an Streptavidin gebundenen

Substanzen von dem Streptavidin das Translationsprodukt vom Streptavidin freigesetzt und eluiert wird.

- 5 6. Verwendung eines Streptavidin-Bindungspeptides nach Anspruch 1 zur Markierung eines definierten Proteins, wobei eine für das definierte Protein und, hiermit verbunden, für das Streptavidin-Bindungspeptid codierende Nukleinsäure einer Transkription und/oder Translation
10 unterworfen wird, wobei das so erhaltene Translationsprodukt mit einem Streptavidin-Konjugat enthaltend eine Reportermolekül kontaktiert und daran gebunden wird.

15

20

25

30

Fig. 1

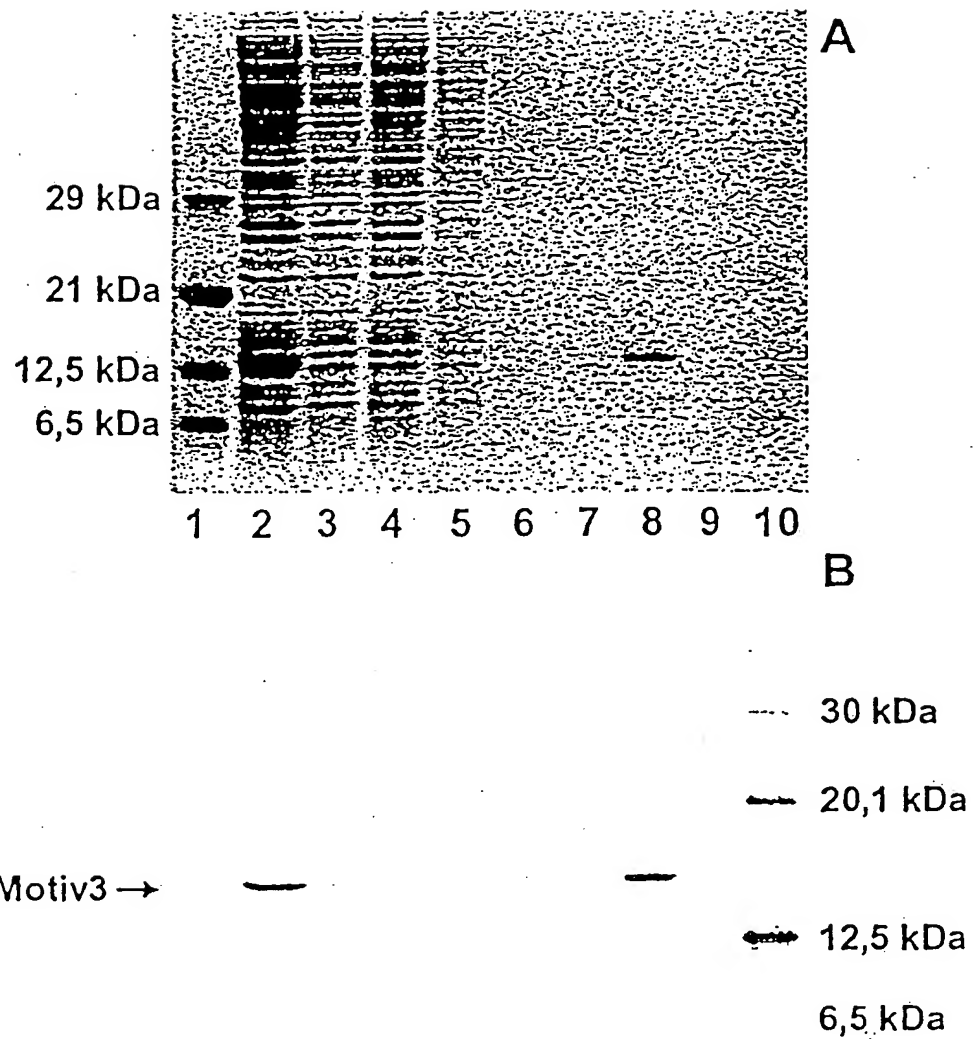
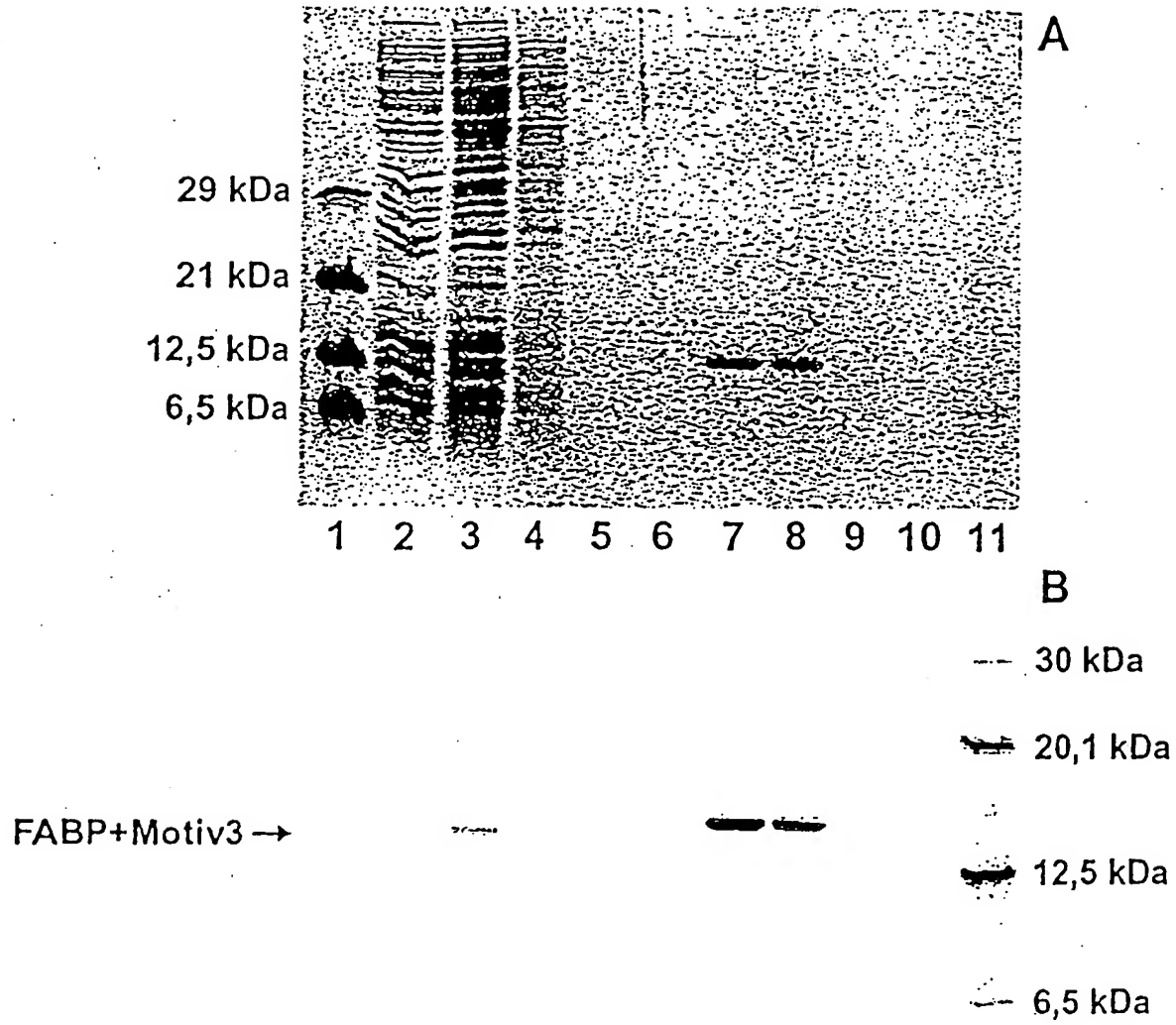


Fig. 2



SEQUENCE LISTING

<110> Erdmann, Volker A.
Lamla, Thorsten

<120> Steptavidin-Bindungspeptid

<130> ERD/PCT/0303

<150> DE 10208877

<151> 2002-03-01

<150> DE 10248318

<151> 2002-10-16

<160> 17

<170> PatentIn version 3.1

<210> 1

<211> 5

<212> PRT

<213> artificial

<220>

<221> misc_feature

<222> (1)..(5)

<223>

<400> 1

Asp Val Glu Ala Trp

1 5

<210> 2

<211> 4

<212> PRT

<213> artificial

<220>

<221> misc_feature

<222> (1)..(4)

<223>

<400> 2

Asp Val Glu Ala

1

<210> 3

<211> 4

<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (1)..(4)
<223>

<400> 3

Val Glu Ala Trp
1

<210> 4
<211> 3
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (1)..(3)
<223>

<400> 4

Asp Val Glu
1

<210> 5
<211> 3
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (1)..(3)
<223>

<400> 5

Val Glu Ala
1

<210> 6
<211> 3
<212> PRT
<213> artificial

<220>

<221> misc_feature
<222> (1)..(3)
<223>

<400> 6

Glu Ala Trp
1

<210> 7
<211> 5
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (3)..(3)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere E, D, oder G

<400> 7

Asp Val Xaa Ala Trp
1 5

<210> 8
<211> 6
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (3)..(3)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere E, D oder G

<400> 8

Asp Val Xaa Ala Trp Leu
1 5

<210> 9
<211> 7
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (3)..(3)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere E, D oder G

<220>
<221> misc_feature
<222> (7)..(7)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere D oder G

<400> 9

Asp Val Xaa Ala Trp Leu Xaa
1 5

<210> 10
<211> 8
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (3)..(3)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere E, D oder G

<220>
<221> misc_feature
<222> (7)..(7)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere D oder G

<220>
<221> misc_feature
<222> (8)..(8)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere A oder E

<400> 10

Asp Val Xaa Ala Trp Leu Xaa Xaa
1 5

<210> 11
<211> 9
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (3)..(3)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere E, D, oder G

<220>
<221> misc_feature

<222> (7)..(7)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere D oder G

<220>
<221> misc_feature
<222> (8)..(8)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere A oder E

<400> 11

Asp Val Xaa Ala Trp Leu Xaa Xaa Arg
1 5

<210> 12
<211> 15
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (3)..(3)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere E, D oder G

<220>
<221> misc_feature
<222> (7)..(7)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere D oder G

<220>
<221> misc_feature
<222> (8)..(8)
<223> beliebige Aminosäure, insbesondere A oder E

<400> 12

Asp Val Xaa Ala Trp Leu Xaa Xaa Arg Val Pro Leu Val Glu Thr
1 5 10 15

<210> 13
<211> 6
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (1)..(6)
<223> carboxyterminal an Seq.-ID 11 anschliessende Sequenz mit 1 - 6 de
r hier definierten Aminosäuren, beginnend aminoterminal

<400> 13

Val Pro Leu Val Glu Thr
1 5

<210> 14
<211> 15
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (1)..(15)
<223>

<400> 14

Asp Leu Tyr Asp Ile Asp Arg Asn Trp Val Gly His Pro Gln Gly
1 5 10 15

<210> 15
<211> 15
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (1)..(15)
<223>

<400> 15

Asp Asn Tyr Asp Ala Asp Leu Ala Trp Asp Thr His Pro Gln Asp
1 5 10 15

<210> 16
<211> 15
<212> PRT
<213> artificial

<220>
<221> misc_feature
<222> (1)..(15)
<223>

<400> 16

Asp Val Glu Ala Trp Leu Asp Glu Arg Val Pro Leu Val Glu Thr
1 5 10 15

<210> 17

<211> 15

<212> PRT

<213> artificial

<220>

<221> misc_feature

<222> (1)..(15)

<223>

<400> 17

Asp Val Glu Ala Trp Ile Ala Asp Pro Ala Val His Phe Thr Thr
1 5 10 15

BERICHTIGTE FASSUNG

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum
Internationales Büro



(43) Internationales Veröffentlichungsdatum
12. September 2003 (12.09.2003)

PCT

(10) Internationale Veröffentlichungsnummer
WO 03/074546 A2

(51) Internationale Patentklassifikation⁷: C07K

(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/DE03/00605

(22) Internationales Anmeldedatum:
20. Februar 2003 (20.02.2003)

(25) Einreichungssprache: Deutsch

(26) Veröffentlichungssprache: Deutsch

LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW,
MX, MZ, NO, NZ, OM, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE,
SG, SK, SL, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ,
VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(84) Bestimmungsstaaten (*regional*): ARIPO-Patent (GH,
GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW),
eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ,
TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE,
DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL,
PT, SE, SI, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI,
CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

(30) Angaben zur Priorität:
102 08 877.2 1. März 2002 (01.03.2002) DE
102 48 318.3 16. Oktober 2002 (16.10.2002) DE

Veröffentlicht:
— ohne internationalen Recherchenbericht und erneut zu ver-
öffentlichen nach Erhalt des Berichts

(71) Anmelder und

(72) Erfinder: ERDMANN, Volker, A. [DE/DE]; Argen-
tinische Allee 2, 14163 Berlin (DE). LAMLA, Thorsten
[DE/DE]; Thielallee 63, 14195 Berlin (DE).

(48) Datum der Veröffentlichung dieser berichtigten
Fassung: 20. November 2003

(74) Anwälte: JUNGBLUT, Bernhard usw.; Albrecht, Lücke
& Jungblut, Gelfertstr. 56, 14195 Berlin (DE).

(15) Informationen zur Berichtigung:
siehe PCT Gazette Nr. 47/2003 vom 20. November 2003,
Section II

(81) Bestimmungsstaaten (*national*): AE, AG, AL, AM, AT,
AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR,
CU, CZ, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH,
GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC,

Zur Erklärung der Zweibuchstaben-Codes und der anderen Ab-
kürzungen wird auf die Erklärungen ("Guidance Notes on Co-
des and Abbreviations") am Anfang jeder regulären Ausgabe der
PCT-Gazette verwiesen.

(54) Title: STREPTAVIDIN-BINDING PEPTIDE

(54) Bezeichnung: STREPTAVIDIN-BINDUNGSPEPTID

(57) Abstract: The invention relates to novel streptavidin-binding peptides.

(57) Zusammenfassung: Die Erfindung lehrt neue Streptavidin-Bindungspeptide.

WO 03/074546 A2

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

IPC 7 C07K7/00 C07K14/00 C07K19/00 G01N33/53 C12N15/10

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 7 C07K C12N G01N

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

EPO-Internal, MEDLINE, CHEM ABS Data, WPI Data, PAJ, BIOSIS, EMBASE

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	WO 01 01748 A (GENENTECH INC) 11 January 2001 (2001-01-11) Seq ID No: 57	1
X	US 6 342 581 B1 (ROSEN CRAIG A ET AL) 29 January 2002 (2002-01-29) Seq ID NO: 417	1
X	WO 01 90331 A (FISCHETTI VINCENT A ; NELSON DANIEL C (US); UNIV ROCKEFELLER (US)) 29 November 2001 (2001-11-29) Peptide-3 page 32; table 1	1
X	WO 99 57565 A (BLASCHUCK OREST W ; GOUR BARBARA J (CA); ADHEREX TECHNOLOGIES INC) () 11 November 1999 (1999-11-11) Seq ID NO: 255 and Seq ID NO: 258	1
-/--		

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.☒ Patent family members are listed in annex.

* Special categories of cited documents:

"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance

"E" earlier document but published on or after the international filing date

"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)

"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means

"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention

"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone

"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art

"&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

4 November 2003

Date of mailing of the international search report

17/11/2003

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Authorized officer

Voigt, H

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum
Internationales Büro



(43) Internationales Veröffentlichungsdatum
12. September 2003 (12.09.2003)

PCT

(10) Internationale Veröffentlichungsnummer
WO 2003/074546 A3

(51) Internationale Patentklassifikation⁷: **C07K 7/00**,
14/00, 19/00, G01N 33/53, C12N 15/10

LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW,
MX, MZ, NO, NZ, OM, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE,
SG, SK, SL, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ,
VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/DE2003/000605

(22) Internationales Anmeldedatum:
20. Februar 2003 (20.02.2003)

(84) Bestimmungsstaaten (*regional*): ARIPO-Patent (GH,
GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW),
eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ,
TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE,
DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL,
PT, SE, SI, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI,
CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

(25) Einreichungssprache: Deutsch

(26) Veröffentlichungssprache: Deutsch

(30) Angaben zur Priorität:
102 08 877.2 1. März 2002 (01.03.2002) DE
102 48 318.3 16. Oktober 2002 (16.10.2002) DE

Veröffentlicht:
— mit internationalem Recherchenbericht

(71) Anmelder und

(72) Erfinder: ERDMANN, Volker, A. [DE/DE]; Argen-
tinische Allee 2, 14163 Berlin (DE). LAMLA, Thorsten
[DE/DE]; Thielallee 63, 14195 Berlin (DE).

(88) Veröffentlichungsdatum des internationalen
Recherchenberichts: 25. März 2004

(74) Anwälte: JUNGBLUT, Bernhard usw.; Albrecht, Lücke
& Jungblut, Gelfertstr. 56, 14195 Berlin (DE).

(15) Informationen zur Berichtigung:
Frühere Berichtigung:
siehe PCT Gazette Nr. 47/2003 vom 20. November 2003,
Section II

(81) Bestimmungsstaaten (*national*): AE, AG, AL, AM, AT,
AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR,
CU, CZ, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH,
GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC,

Zur Erklärung der Zweibuchstaben-Codes und der anderen Ab-
kürzungen wird auf die Erklärungen ("Guidance Notes on Co-
des and Abbreviations") am Anfang jeder regulären Ausgabe der
PCT-Gazette verwiesen.

(54) Title: STREPTAVIDIN-BINDING PEPTIDE

(54) Bezeichnung: STREPTAVIDIN-BINDUNGSPEPTID

(57) Abstract: The invention relates to novel streptavidin-binding peptides.

(57) Zusammenfassung: Die Erfindung lehrt neue Streptavidin-Bindungspeptide.

WO 2003/074546 A3

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	<p>ZANG X ET AL: "Tight-binding streptavidin ligands from a cyclic peptide library" BIOORGANIC & MEDICINAL CHEMISTRY LETTERS, OXFORD, GB, vol. 8, no. 17, 8 September 1998 (1998-09-08), pages 2327-2332, XP004138226 ISSN: 0960-894X page 2327, paragraph 3 page 2329, paragraph 3 -page 2330, paragraph 3 figure 1</p>	1-6
A	<p>OESTERGAARD S ET AL: "NOVEL AVIDIN AND STREPTAVIDIN BINDING SEQUENCES FOUND IN SYNTHETIC PEPTIDE LIBRARIES" FEBS LETTERS, vol. 362, 1995, pages 306-308, XP002949149 ISSN: 0014-5793 table 4 page 306, column 2, paragraph 3</p>	1-6
A	<p>DEVLIN J J ET AL: "RANDOM PEPTIDE LIBRARIES: A SOURCE OF SPECIFIC PROTEIN BINDING MOLECULES" SCIENCE, AMERICAN ASSOCIATION FOR THE ADVANCEMENT OF SCIENCE,, US, vol. 249, 27 July 1990 (1990-07-27), pages 404-406, XP000616029 ISSN: 0036-8075 table 2 abstract</p>	1-6
A	<p>WILSON DAVID S ET AL: "The use of mRNA display to select high-affinity protein-binding peptides" PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF USA, NATIONAL ACADEMY OF SCIENCE. WASHINGTON, US, vol. 98, no. 7, 27 March 2001 (2001-03-27), pages 3750-3755, XP002209215 ISSN: 0027-8424 abstract table 1 page 3754, column 2, paragraph 4</p> <p style="text-align: center;">----</p> <p style="text-align: center;">-/--</p>	1-6

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	<p>YAMAKI E A: "High-performance liquid chromatography of peptides on a macrospherical carbon column"</p> <p>JOURNAL OF CHROMATOGRAPHY A, ELSEVIER SCIENCE, NL, vol. 729, 1996, pages 143-153, XP002095513 ISSN: 0021-9673 No. 100 page 148; table 1</p> <p>----</p>	1
X	<p>VELAZQUEZ C ET AL: "Quantitation of lysozyme peptides bound to class II MHC molecules indicates very large differences in levels of presentation."</p> <p>JOURNAL OF IMMUNOLOGY (BALTIMORE, MD.: 1950) UNITED STATES 1 MAY 2001, vol. 166, no. 9, 1 May 2001 (2001-05-01), pages 5488-5494, XP002259794 ISSN: 0022-1767 page 5489, column 1, line 6</p> <p>----</p>	1
A	<p>KAY B K ET AL: "An M13 phage library displaying random 38-amino-acid peptides as a source of novel sequences with affinity to selected targets"</p> <p>GENE, ELSEVIER BIOMEDICAL PRESS, AMSTERDAM, NL, no. 128, 1993, pages 59-65, XP002074893 ISSN: 0378-1119 page 60, column 1, paragraph 3 page 61, column 2, paragraph 3 -page 63, column 1, paragraph 3 figure 3</p> <p>----</p>	1-6
A	<p>LAMLA T ET AL: "In vitro selection of other proteins than antibodies by means of ribosome display"</p> <p>FEBS LETTERS, ELSEVIER SCIENCE PUBLISHERS, AMSTERDAM, NL, vol. 502, no. 1-2, 27 July 2001 (2001-07-27), pages 35-40, XP004296815 ISSN: 0014-5793 page 35, column 2, line 13 -page 36, column 1, line 5 page 39, column 2, line 24 - line 31</p> <p>----</p>	1-6
A	<p>US 5 506 121 A (SKERRA ARNE ET AL) 9 April 1996 (1996-04-09) column 2, line 15 - line 22</p> <p>----</p>	1-6
	<p>----- -/--</p>	

Patent document cited in search report		Publication date	Patent family member(s)	Publication date
WO 0101748	A	11-01-2001	AU 6066900 A	22-01-2001
			CA 2373721 A1	11-01-2001
			EP 1189931 A2	27-03-2002
			JP 2003503075 T	28-01-2003
			WO 0101748 A2	11-01-2001
US 6342581	B1	29-01-2002	US 2003022185 A1	30-01-2003
			US 2003064412 A1	03-04-2003
			AU 8474398 A	08-02-1999
			EP 1000084 A1	17-05-2000
			JP 2002513295 T	08-05-2002
			EP 0972030 A2	19-01-2000
			WO 9839448 A2	11-09-1998
			WO 9902546 A1	21-01-1999
			US 6420526 B1	16-07-2002
			AU 8066798 A	30-12-1998
			EP 1042346 A1	11-10-2000
			JP 2002514090 T	14-05-2002
			WO 9856804 A1	17-12-1998
			EP 1352962 A1	15-10-2003
			US 2003049618 A1	13-03-2003
WO 0190331	A	29-11-2001	AU 6340801 A	03-12-2001
			WO 0190331 A2	29-11-2001
			US 2002058027 A1	16-05-2002
WO 9957565	A	11-11-1999	US 6472367 B1	29-10-2002
			US 6358920 B1	19-03-2002
			US 2002123044 A1	05-09-2002
			AU 751030 B2	08-08-2002
			AU 3590699 A	23-11-1999
			AU 759144 B2	03-04-2003
			AU 3590799 A	23-11-1999
			CA 2327530 A1	11-11-1999
			CA 2328112 A1	11-11-1999
			WO 9957565 A2	11-11-1999
			WO 9957149 A2	11-11-1999
			EP 1075662 A2	14-02-2001
			EP 1075494 A2	14-02-2001
			JP 2002513804 T	14-05-2002
			JP 2002513937 T	14-05-2002
			US 2003082166 A1	01-05-2003
			US 2003096746 A1	22-05-2003
			US 2002169106 A1	14-11-2002
			US 6433149 B1	13-08-2002
			US 2002146687 A1	10-10-2002
			US 6569996 B1	27-05-2003
US 5506121	A	09-04-1996	DE 4237113 A1	05-05-1994
			FR 2697525 A1	06-05-1994
			GB 2272698 A ,B	25-05-1994
			JP 7076596 A	20-03-1995

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	<p>SCHMIDT THOMAS G M ET AL: "Molecular interaction between the Strep-tag affinity peptide and its cognate target, streptavidin" JOURNAL OF MOLECULAR BIOLOGY, LONDON, GB, vol. 255, no. 5, 1996, pages 753-766, XP002209213 ISSN: 0022-2836 abstract</p>	1-6
T	<p>----- LAMLA T ET AL: "Searching Sequence Space for High-affinity Binding Peptides using Ribosome Display" JOURNAL OF MOLECULAR BIOLOGY, LONDON, GB, vol. 329, no. 2, 30 May 2003 (2003-05-30), pages 381-388, XP004454265 ISSN: 0022-2836 the whole document -----</p>	1-6

C.(Fortsetzung) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN		
Kategorie*	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
X	YAMAKI E A: "High-performance liquid chromatography of peptides on a macrospherical carbon column" JOURNAL OF CHROMATOGRAPHY A, ELSEVIER SCIENCE, NL, Bd. 729, 1996, Seiten 143-153, XP002095513 ISSN: 0021-9673 No. 100 Seite 148; Tabelle 1	1
X	VELAZQUEZ C ET AL: "Quantitation of lysozyme peptides bound to class II MHC molecules indicates very large differences in levels of presentation." JOURNAL OF IMMUNOLOGY (BALTIMORE, MD.: 1950) UNITED STATES 1 MAY 2001, Bd. 166, Nr. 9, 1. Mai 2001 (2001-05-01), Seiten 5488-5494, XP002259794 ISSN: 0022-1767 Seite 5489, Spalte 1, Zeile 6	1
A	KAY B K ET AL: "An M13 phage library displaying random 38-amino-acid peptides as a source of novel sequences with affinity to selected targets" GENE, ELSEVIER BIOMEDICAL PRESS. AMSTERDAM, NL, Nr. 128, 1993, Seiten 59-65, XP002074893 ISSN: 0378-1119 Seite 60, Spalte 1, Absatz 3 Seite 61, Spalte 2, Absatz 3 -Seite 63, Spalte 1, Absatz 3 Abbildung 3	1-6
A	LAMLA T ET AL: "In vitro selection of other proteins than antibodies by means of ribosome display" FEBS LETTERS, ELSEVIER SCIENCE PUBLISHERS, AMSTERDAM, NL, Bd. 502, Nr. 1-2, 27. Juli 2001 (2001-07-27), Seiten 35-40, XP004296815 ISSN: 0014-5793 Seite 35, Spalte 2, Zeile 13 -Seite 36, Spalte 1, Zeile 5 Seite 39, Spalte 2, Zeile 24 - Zeile 31	1-6
A	US 5 506 121 A (SKERRA ARNE ET AL) 9. April 1996 (1996-04-09) Spalte 2, Zeile 15 - Zeile 22	1-6

-/--

A. KLASSIFIZIERUNG DES ANMELDUNGSGEGENSTANDES

IPK 7 C07K7/00 C07K14/00 C07K19/00 G01N33/53 C12N15/10

Nach der Internationalen Patentklassifikation (IPK) oder nach der nationalen Klassifikation und der IPK

B. RECHERCHIERTE GEBIETE

Recherchierter Mindestprüfstoff (Klassifikationssystem und Klassifikationssymbole)

IPK 7 C07K C12N G01N

Recherchierte aber nicht zum Mindestprüfstoff gehörende Veröffentlichungen, soweit diese unter die recherchierten Gebiete fallen

Während der internationalen Recherche konsultierte elektronische Datenbank (Name der Datenbank und evtl. verwendete Suchbegriffe)

EPO-Internal, MEDLINE, CHEM ABS Data, WPI Data, PAJ, BIOSIS, EMBASE

C. ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN

Kategorie*	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
X	WO 01 01748 A (GENENTECH INC) 11. Januar 2001 (2001-01-11) Seq ID No: 57	1
X	US 6 342 581 B1 (ROSEN CRAIG A ET AL) 29. Januar 2002 (2002-01-29) Seq ID NO: 417	1
X	WO 01 90331 A (FISCHETTI VINCENT A ; NELSON DANIEL C (US); UNIV ROCKEFELLER (US)) 29. November 2001 (2001-11-29) Peptide-3 Seite 32; Tabelle 1	1
X	WO 99 57565 A (BLASCHUCK OREST W ; GOUR BARBARA J (CA); ADHEREX TECHNOLOGIES INC) () 11. November 1999 (1999-11-11) Seq ID NO: 255 and Seq ID NO: 258	1
	--- -/--	

☒ Weitere Veröffentlichungen sind der Fortsetzung von Feld C zu entnehmen☒ Siehe Anhang Patentfamilie

* Besondere Kategorien von angegebenen Veröffentlichungen :

"A" Veröffentlichung, die den allgemeinen Stand der Technik definiert, aber nicht als besonders bedeutsam anzusehen ist

"E" älteres Dokument, das jedoch erst am oder nach dem internationalen Anmeldedatum veröffentlicht worden ist

"L" Veröffentlichung, die geeignet ist, einen Prioritätsanspruch zweifelhaft erscheinen zu lassen, oder durch die das Veröffentlichungsdatum einer anderen im Recherchenbericht genannten Veröffentlichung belegt werden soll oder die aus einem anderen besonderen Grund angegeben ist (wie ausgeführt)

"O" Veröffentlichung, die sich auf eine mündliche Offenbarung, eine Benutzung, eine Ausstellung oder andere Maßnahmen bezieht

"P" Veröffentlichung, die vor dem internationalen Anmeldedatum, aber nach dem beanspruchten Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist

"T" Spätere Veröffentlichung, die nach dem internationalen Anmeldedatum oder dem Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist und mit der Anmeldung nicht kollidiert, sondern nur zum Verständnis des der Erfindung zugrundeliegenden Prinzips oder der ihr zugrundeliegenden Theorie angegeben ist

"X" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann allein aufgrund dieser Veröffentlichung nicht als neu oder auf erfinderischer Tätigkeit beruhend betrachtet werden

"Y" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann nicht als auf erfinderischer Tätigkeit beruhend betrachtet werden, wenn die Veröffentlichung mit einer oder mehreren anderen Veröffentlichungen dieser Kategorie in Verbindung gebracht wird und diese Verbindung für einen Fachmann naheliegend ist

"&" Veröffentlichung, die Mitglied derselben Patentfamilie ist

Datum des Abschlusses der internationalen Recherche

4. November 2003

Absendedatum des internationalen Recherchenberichts

17/11/2003

Name und Postanschrift der Internationalen Recherchenbehörde
Europäisches Patentamt, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Bevollmächtigter Bediensteter

Voigt, H

C.(Fortsetzung) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN		
Kategorie°	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
T	LAMLA T ET AL: "Searching Sequence Space for High-affinity Binding Peptides using Ribosome Display" JOURNAL OF MOLECULAR BIOLOGY, LONDON, GB, Bd. 329, Nr. 2, 30. Mai 2003 (2003-05-30), Seiten 381-388, XP004454265 ISSN: 0022-2836 das ganze Dokument	1-6

C.(Fortsetzung) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN		
Kategorie*	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
A	<p>ZANG X ET AL: "Tight-binding streptavidin ligands from a cyclic peptide library" BIOORGANIC & MEDICINAL CHEMISTRY LETTERS, OXFORD, GB, Bd. 8, Nr. 17, 8. September 1998 (1998-09-08), Seiten 2327-2332, XP004138226 ISSN: 0960-894X Seite 2327, Absatz 3 Seite 2329, Absatz 3 -Seite 2330, Absatz 3 Abbildung 1</p>	1-6
A	<p>OESTERGAARD S ET AL: "NOVEL AVIDIN AND STREPTAVIDIN BINDING SEQUENCES FOUND IN SYNTHETIC PEPTIDE LIBRARIES" FEBS LETTERS, Bd. 362, 1995, Seiten 306-308, XP002949149 ISSN: 0014-5793 Tabelle 4 Seite 306, Spalte 2, Absatz 3</p>	1-6
A	<p>DEVLIN J J ET AL: "RANDOM PEPTIDE LIBRARIES: A SOURCE OF SPECIFIC PROTEIN BINDING MOLECULES" SCIENCE, AMERICAN ASSOCIATION FOR THE ADVANCEMENT OF SCIENCE,, US, Bd. 249, 27. Juli 1990 (1990-07-27), Seiten 404-406, XP000616029 ISSN: 0036-8075 Tabelle 2 Zusammenfassung</p>	1-6
A	<p>WILSON DAVID S ET AL: "The use of mRNA display to select high-affinity protein-binding peptides" PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF USA, NATIONAL ACADEMY OF SCIENCE. WASHINGTON, US, Bd. 98, Nr. 7, 27. März 2001 (2001-03-27), Seiten 3750-3755, XP002209215 ISSN: 0027-8424 Zusammenfassung Tabelle 1 Seite 3754, Spalte 2, Absatz 4</p>	1-6
A	<p>SCHMIDT THOMAS G M ET AL: "Molecular interaction between the Strep-tag affinity peptide and its cognate target, streptavidin" JOURNAL OF MOLECULAR BIOLOGY, LONDON, GB, Bd. 255, Nr. 5, 1996, Seiten 753-766, XP002209213 ISSN: 0022-2836 Zusammenfassung</p>	1-6
-/--		

Im Recherchenbericht angeführtes Patentdokument	Datum der Veröffentlichung	Mitglied(er) der Patentfamilie	Datum der Veröffentlichung
WO 0101748 A	11-01-2001	AU 6066900 A	22-01-2001
		CA 2373721 A1	11-01-2001
		EP 1189931 A2	27-03-2002
		JP 2003503075 T	28-01-2003
		WO 0101748 A2	11-01-2001
US 6342581 B1	29-01-2002	US 2003022185 A1	30-01-2003
		US 2003064412 A1	03-04-2003
		AU 8474398 A	08-02-1999
		EP 1000084 A1	17-05-2000
		JP 2002513295 T	08-05-2002
		EP 0972030 A2	19-01-2000
		WO 9839448 A2	11-09-1998
		WO 9902546 A1	21-01-1999
		US 6420526 B1	16-07-2002
		AU 8066798 A	30-12-1998
		EP 1042346 A1	11-10-2000
		JP 2002514090 T	14-05-2002
		WO 9856804 A1	17-12-1998
		EP 1352962 A1	15-10-2003
		US 2003049618 A1	13-03-2003
WO 0190331 A	29-11-2001	AU 6340801 A	03-12-2001
		WO 0190331 A2	29-11-2001
		US 2002058027 A1	16-05-2002
WO 9957565 A	11-11-1999	US 6472367 B1	29-10-2002
		US 6358920 B1	19-03-2002
		US 2002123044 A1	05-09-2002
		AU 751030 B2	08-08-2002
		AU 3590699 A	23-11-1999
		AU 759144 B2	03-04-2003
		AU 3590799 A	23-11-1999
		CA 2327530 A1	11-11-1999
		CA 2328112 A1	11-11-1999
		WO 9957565 A2	11-11-1999
		WO 9957149 A2	11-11-1999
		EP 1075662 A2	14-02-2001
		EP 1075494 A2	14-02-2001
		JP 2002513804 T	14-05-2002
		JP 2002513937 T	14-05-2002
		US 2003082166 A1	01-05-2003
		US 2003096746 A1	22-05-2003
		US 2002169106 A1	14-11-2002
		US 6433149 B1	13-08-2002
		US 2002146687 A1	10-10-2002
		US 6569996 B1	27-05-2003
US 5506121 A	09-04-1996	DE 4237113 A1	05-05-1994
		FR 2697525 A1	06-05-1994
		GB 2272698 A ,B	25-05-1994
		JP 7076596 A	20-03-1995